

اثر سطوح مختلف پروبیوتیک تجاری بومی (سوپرزیست) بر شاخص های رشد، کارایی تغذیه و بقای تاسماهی سبیری (*Acipenser baerii*) جوان

محمود شکوریان^{۱*}، علیرضا علیپور جورشری^۱، فروزان باقرزاده لاکانی^۱، محمدعلی یزدانی ساداتی^۱، علی حسین پور زلتی^۱، میر حامد سیدحسینی^۱

۱- سازمان تحقیقات و آموزش و ترویج کشاورزی، موسسه تحقیقات بین المللی تاسماهیان دریای خزر، ایران، رشت

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۹/۴/۲۸

تاریخ دریافت: ۱۳۹۸/۱۱/۹

چکیده

استفاده از باکتری های انتخابی برای رشد و بهبود جمعیت میکروبی میزبان از جمله ایده های جدیدی می باشد که از طریق دستکاری جمعیت باکتریایی در آبزیان انجام می گیرد. همچنین مصرف این باکتری ها در جیره های غذایی آبزیان پرورشی موجب بهینه سازی تعادل جمعیت میکروبی دستگاه گوارش شده و تاثیرات بسیار مطلوبی را بر رشد و بقاء آن ها ایجاد می نماید. در همین راستا، این تحقیق جهت بررسی اثر پروبیوتیک تجاری سوپر زیست (زیست یار وارنا، ایران) بر شاخص های رشد و بقای تاسماهی سبیری جوان انجام شد. ۱۲۰ قطعه تاسماهی سبیری با میانگین وزنی $3/7 \pm 109/3$ گرم در قالب چهار تیمار و هر تیمار با سه تکرار به صورت کاملاً تصادفی در ۱۲ مخزن فایبرگلاس نیم تنی با تراکم ۱۰ قطعه در هر مخزن توزیع شدند. ماهیان سه بار در روز به میزان ۳-۲٪ وزن بدن به مدت ۶۳ روز تغذیه شدند. این پروبیوتیک تجاری حاوی باکتری های *Bacillus subtilis*, *Lactobacillus acidophilus*, *L. delbrueckii*, *L. rhamnosus*, *L. plantarum* بوده و به میزان ۱۰۰، ۲۰۰ و ۳۰۰ میلی گرم در کیلوگرم به جیره پایه (کنترل) (پلت با قطر ۴ mm، جیره Classic L.F، ساخت کارخانه Skretting -کشور ایتالیا) اضافه شد. در پایان آزمایش، بقای ماهیان در تیمارها ۱۰۰٪ بود و اختلاف معنی داری در رشد ماهیان تیمارها مشاهده نشد. با افزایش میزان پروبیوتیک در جیره از ۱۰۰ میلی گرم تا ۳۰۰ میلی گرم SGR تغییر نشان نداد اما میزان بیومس کل، WG و BWI افزایش یافته و میزان FCR و PER کاهش یافت اما این تغییرات از نظر آماری معنی دار نبود ($P > 0/05$).

کلمات کلیدی: پروبیوتیک، تاسماهی سبیری (*Acipenser baerii*)، رشد، کارایی تغذیه، بقا.

مقدمه

پروبیوتیک به مجموعه‌ای از میکروب‌های زنده اطلاق می‌شود که به کارگیری آن‌ها تأثیرات سودمندی را در بهینه‌سازی فاکتورهای فیزیکوشیمیایی و بیولوژیکی آب سیستم‌های پرورش آبزیان دارد (Aguirre-Guzma et al., 2002). پروبیوتیک‌ها باعث افزایش فعالیت‌های گوارشی و آنزیمی و تحریک اشتها ایجاد تعادل میکروبی در روده میزبان، ساختن ترکیبات مفید از جمله ویتامین‌ها و برخی آنزیم‌ها، تحریک و افزایش کارایی سیستم ایمنی، افزایش رشد می‌شوند (Irianto Austin, 2002; Merrifield et al., 2009 a) and Vine et al., 2004a). این باکتری‌ها به روش‌های مختلفی از قبیل رقابت انحصاری با باکتری‌های پاتوژن (Vine et al., 2004a) و مشارکت در فعالیت‌های آنزیمی و غذایی برای گوارش (Garriques and Arevalo, 1995) عمل می‌کنند. تمامی این عملکرد به صورت کارآیی بالای تغذیه، رشد بهتر، بقاء و سازگاری بیشتر با محیط آبی (Kim and Austin, 2006)؛ کاهش هزینه‌های تولید (Nikoskelainen et al., 2003) و نمایان می‌شود که در آبی پروری پایدار می‌تواند به عنوان یک امتیاز بارز قلمداد گردد. سهولت در ایزولاسیون و کشت پروبیوتیک‌ها از محیط‌های آبی و دستگاه گوارش ماهیان و کاربرد ساده و کم هزینه آن‌ها یکی دیگر از مزیت‌های این محصولات بیولوژیک بوده که همسو با ساختارهای محیط زیست و اصول بوم‌شناختی نیز می‌باشد. لذا پروبیوتیک‌ها در اکثر موارد با داشتن قابلیت‌های خوب تأثیرگذاری در رشد و بقاء آبزیان، با گسترش زیادی در صنعت آبی پروری مورد استفاده قرار می‌گیرند (Gullian et al., 2004).

گزارشات مختلفی وجود دارد که نشان دهنده نقش مثبت استفاده از باکتری‌های پروبیوتیک در بهبود رشد و عملکرد تغذیه‌ای در ماهیان مختلف می‌باشد که از آن جمله می‌توان به استفاده از باکتری *Streptococcus faecium* در جیره‌های ماهی کپور (*Cyprinus carpio*) (Bogut et al., 1998)، استفاده از *Bacillus circulans* ایزوله شده از روده ماهی روهو (Ghosh et al., 2004)، *B. circulans* و *B. cereus* (Ghosh et al., 2002) و *B. subtilis* و *B. circulans* جدا شده از ماهی کپور و ماهی تیلاپیا (*Oreochromis niloticus*) در جیره غذایی ماهی روهو (Bairagi et al., 2004)، استفاده از باکتری‌های *Carnobacterium divergens* B33 و *C. maltaromaticum* جدا شده از روده ماهی قزل‌آلای رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*) (Kim and Austin, 2006)، به کارگیری مخلوط اسپور باسیلوس لیکنی فورمیس و باسیلوس سیرکولانس با مخمر، در پرورش اولیه لاروهای ماهی کپور دریایی سازان (*Cyprinus carpio L.*) (Jafaryan et al., 2007)، استفاده از پروبیوتیک مخمر نانوائی (*Saccharomyces cerevisiae*) در جیره غذایی ماهی کلمه (*Rutilus rutilus caspicus*) (محمدنژادشموشکی و مازینی، ۱۳۹۱)، به کارگیری زیست‌یار حیاتی باکتوسل (Bactocell) در جیره غذایی ماهی قزل‌آلای رنگین کمان (مدبری و همکاران، ۱۳۹۲) و بچه‌ماهی کپور معمولی (قبادی و همکاران، ۱۳۹۳)، استفاده از باکتری زیست‌یار *Bacillus subtilis* مستخرج از روده ماهی کپور معمولی بر عملکرد رشد و بقاء آن (کلیائی و همکاران، ۱۳۹۵) و لاکتوباسیل-های پروبیوتیکی تجاری در جیره غذایی ماهی کپور

Moslehi *et al.*, (2016). میکروبی روده این ماهی داشت

امروزه با فراگیر شدن جهانی بکارگیری پروبیوتیک‌ها در آبی پروری، ضروری است که از این فرآورده‌های باکتریایی در جهت افزایش تولید محصولات آبی استفاده به عمل آورد. با توجه به پائین بودن هزینه تولید و به کارگیری این باکتری‌های مفید، می‌توان از آن‌ها در پرورش انواع آبزیان در کشور استفاده کرد. در حال حاضر فرآورده‌های میکروبی تجاری در قالب باکتری‌های غیر بومی، بخشی از نیاز-های آبی پروران را در این راستا تامین نموده است، در حالی که جداسازی و تولید انبوه پروبیوتیک‌های بومی، ضمن سازگاری با محیط زیست، می‌تواند در راستای توسعه پایدار صنعت آبی پروری و تولید بیشتر محصولات آبی مفید واقع شده و موجب استفاده بهینه و پایدار از منابع آبی کشور گردد. در همین راستا هدف پژوهش حاضر، استفاده از پروبیوتیک بومی با نام تجاری سوپرزیست و بررسی اثر آن بر روی رشد تاسماهی سبیری جوان می‌باشد.

مواد و روش‌ها

این تحقیق در بهار سال ۱۳۹۵ در موسسه تحقیقات بین‌المللی تاسماهیان دریای خزر انجام شد. در این آزمایش ۱۲ مخزن فایبرگلاس ۰/۵ تنی با حجم آب-گیری ۳۰۰ لیتر استفاده شد. آب مورد استفاده در این تحقیق، تلفیق آب رودخانه سفید رود و آب چاه بود. در این مطالعه ۱۲۰ قطعه تاسماهی سبیری با میانگین وزنی $3/7 \pm 109/3$ گرم به صورت کاملاً تصادفی با تراکم ۱۰ قطعه ماهی در هر تانک به مدت ۶۳ روز پرورش داده شدند. این تحقیق شامل چهار تیمار و هر

معمولی (باعثی و همکاران، ۱۳۹۵) و باکتری اسید لاکتیک (*Lactobacillus plantarum* (KC426951) جداسازی شده از روده ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان استان گیلان در بچه ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان (قلجایی فرد و همکاران ۱۳۹۵)، اشاره کرد.

در خصوص آبزیان ارزشمندی نظیر ماهیان خاویاری، با به کارگیری پروبیوتیک‌ها، قابلیت بهره‌برداری از غذاهای زنده مورد استفاده توسط آن‌ها را بالا برده و راندمان پرورش را ارتقاء دادند که به-کارگیری باسیلوس‌های پروبیوتیک در غنی‌سازی ناپلی آرتیمیا اورمیانا جهت تغذیه لارو تاسماهی ایرانی (*Acipenser persicus*) (جعفریان، ۱۳۸۵) و تغذیه لارو فیل ماهی (*Huso huso*) از ناپلی آرتیمیا اورمیانای پروبیوتیکی (*Artemia urmiana*) غنی شده با باسیلوس‌های پروبیوتیکی (جعفریان و همکاران، ۱۳۸۶، Jafaryan and Makhtomii, 2007) و تغذیه لاروهای تاسماهی ایرانی از دافنی ماگنای (*Daphnia magna*) غنی شده با لاکتوباسیلوس‌های پروبیوتیکی (جعفریان و همکاران، ۱۳۸۷) از آن جمله است. در مراحل جوان و رشد نیز باکتری‌های پروبیوتیک در ماهیان خاویاری مورد بررسی قرار گرفته است که می‌توان به مطالعه هاشمی مفرد و همکاران (۱۳۹۵) اشاره نمود که استفاده از باکتری *Weissella cibaria* در جیره تاسماهی سبیری موجب افزایش معنی‌داری در عملکرد رشد این ماهی گردید. در مطالعه Pourgholam و همکاران (۲۰۱۶) افزودن *Lactobacillus plantarum* به جیره تاسماهی سبیری سبب افزایش عملکرد رشد و سیستم ایمنی این ماهی گردید. در مطالعه دیگری استفاده از باکتری *Pediococcus pentosaceus* در جیره تاسماهی سبیری اثر مثبتی بر ترکیب بدن و فلور

مختلف پروبیوتیک تجاری میزان مد نظر (۱۰۰، ۲۰۰ و ۳۰۰ میلی گرم) از این پروبیوتیک با ۱۵ میلی لیتر روغن مایع مخلوط شده و سپس به یک کیلوگرم غذای Skretting (جیره Classic L.F، ساخت کارخانه Skretting - کشور ایتالیا) اضافه گردید. آنالیز تقریبی جیره Skretting در جدول ۱ ذکر شده است.

تیمار با سه تکرار بود. تیمارها شامل شاهد (جیره پایه، بدون افزودن پروبیوتیک) و تیمارهای ۱۰۰، ۲۰۰ و ۳۰۰ میلی گرم پروبیوتیک تجاری در کیلوگرم جیره بود. پروبیوتیک مورد استفاده در این تحقیق پروبیوتیک تجاری سوپر زیست (زیست یار وارنا، ایران) و حاوی باکتری‌های *Bacillus subtilis*, *Lactobacillus acidophilus*, *L. delbrueckii*, *L. rhamnosus*, *L. plantarum* بود. برای تهیه جیره‌های حاوی سطوح

جدول ۱: آنالیز تقریبی جیره مصرفی تاسماهی سبیری در طول دوره پرورش (Classic LF, Skretting, Italy)

Classic L F	نوع غذا
۴	اندازه غذا (mm)
۴۱	پروتئین (%)
۱۲	چربی (%)
۳	سلولز (%)
۸/۵	خاکستر (%)
۰/۲	سدیم (%)
۱	فسفات (%)
۴۰۰۰	ویتامین A (iu/kg)
۷۵۰	ویتامین D3 (iu/kg)
۴۶/۲	کل میکروالمنت های قابل ردیابی (میلی گرم بر کیلو گرم)
۱۲۱/۶	سو لفات منوهیدرات (میلی گرم بر کیلو گرم)
۲۴۶/۶	سولفات روی دو ظرفیتی (میلی گرم بر کیلو گرم)
۱۹/۷	سولفات مس (میلی گرم بر کیلو گرم)
۲/۶	یدید پتاسیم (میلی گرم بر کیلو گرم)
۱۶/۵	BHT (mg/kg)
۷/۵	E310- Propyl Gallate Added (mg/kg)
۱۲	اسید سیتریک (mg/kg)

بدن به مدت ۶۳ روز به ماهیان داده شد. پارامترهای کیفی آب که در طول دوره اندازه گیری شد شامل دما، اکسیژن محلول، pH، بود. اندازه گیری دما و اکسیژن به

سازگاری ماهیان با شرایط جدید، به مدت یک هفته در مخازن پرورشی انجام شد. سپس هر روز سه بار غذای پروبیوتیکی آماده شده به میزان ۲-۳ درصد وزن

g dry feed eaten = غذای خورده شده (گرم)
g live weight gain = گرم وزن به دست آمده ماهی

نسبت کارایی پروتئین (Helland *et al.*, 1996)
PER (g/g) = g live weight gain / g protein intake in fish

g live weight gain = پروتئین خورده شده (گرم)
g protein intake in fish = وزن به دست آمده (گرم)

درصد نرخ بقاء (Mazurkiewicz *et al.*, 2008):

$$\text{Survival rate} = (N_f / N_0) \times 100$$

N_0 = تعداد ماهیان در ابتدای دوره آزمایش
 N_f = تعداد ماهیان در انتهای دوره آزمایش

همه داده‌های حاصل در نرم افزار Microsoft

Office Excel 2013 ثبت شده و مورد پردازش قرار گرفت. پس از کنترل همگنی داده‌ها از طریق تست Kolmogorov-Smirnov، آنالیز واریانس یک طرفه مورد استفاده قرار گرفت. همه عملیات آماری از طریق نرم افزار SPSS نسخه ۱۶ انجام گردید. سطح معنی دار بودن برای همه موارد برابر ۰/۰۵ در نظر گرفته شد. داده‌های ارائه شده در متن به صورت میانگین \pm خطای معیار ارایه شد.

نتایج

تغییرات وزن و طول ماهیان در شکل‌های ۱ و ۲ نشان داده شده است. شاخص‌های رشد نیز در شکل‌های ۳ تا ۸ ارایه شده است. در این آزمایش بقای ماهیان ۱۰۰٪ بود. با افزایش میزان پروبیوتیک در جیره از ۱۰۰ میلی گرم تا ۳۰۰ میلی گرم SGR تغییر نشان نداد اما میزان بیومس کل، WG و BWI افزایش یافته و

صورت روزانه و با استفاده از دستگاه اکسی متر (OXi323-B/SET) انجام شد. اندازه گیری pH با دستگاه pHmeter (PH330i/SET) صورت پذیرفت. میانگین دما و اکسیژن و pH به ترتیب ۱۸/۷ و ۶/۸ و ۷/۸ بود.

در این آزمایش هر سه هفته یکبار زیست‌سنجی ماهیان به وسیله ترازوی دیجیتال با دقت ۰/۰۰۱ کیلوگرم و تخته بیومتری با دقت ۰/۱ سانتی متر برای اندازه گیری پارامترهای رشد صورت گرفت. به منظور کاهش استرس ناشی از زیست‌سنجی ماهیان، تغذیه از ۲۴ ساعت قبل قطع گردید. شاخص‌های رشد مورد محاسبه شامل افزایش وزن نهایی (WG)، نرخ رشد ویژه (SGR)، درصد افزایش وزن بدن (BWI)، ضریب تبدیل غذایی (FCR) و ضریب کارایی پروتئین (PER) بود. شاخص‌های رشد بر اساس فرمول‌های زیر محاسبه گردید:

افزایش وزن بدن (Tacon, 1990):

$$\text{BWI} = \text{Wt}_2 - \text{Wt}_1$$

Wt_1 = گرم وزن اولیه ماهی
 Wt_2 = گرم وزن نهایی ماهی

درصد افزایش وزن بدن (Kissil *et al.*, 2001):

$$\text{PBWI} (\%) = [(\text{Wt}_2 - \text{Wt}_1) / \text{Wt}_1] \times 100$$

Wt_1 = گرم وزن اولیه ماهی
 Wt_2 = گرم وزن نهایی ماهی

نرخ رشد ویژه (درصد در روز) (Hevroy *et al.*, 2005):

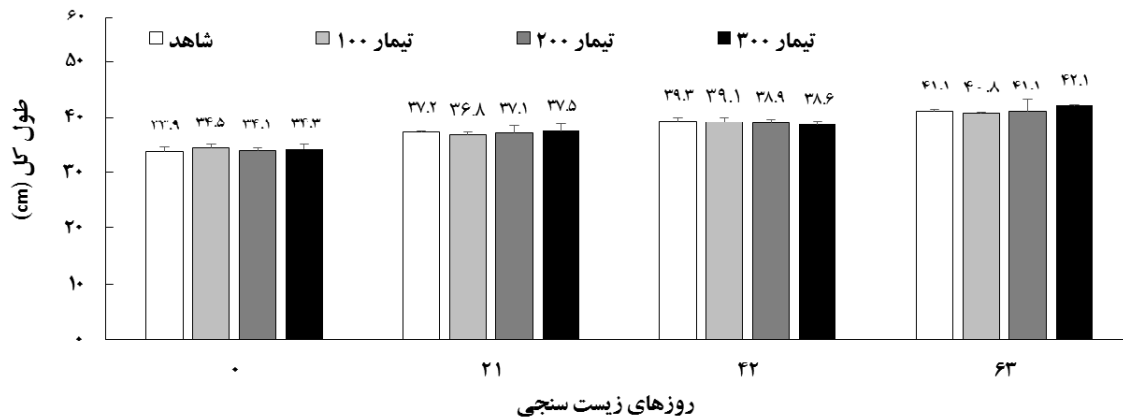
$$\text{SGR} (\% / \text{day}) = [(\text{LnWt}_2 - \text{LnWt}_1) / t] \times 100$$

LnWt_1 = لگاریتم طبیعی وزن اولیه ماهی
 LnWt_2 = لگاریتم طبیعی نهایی ماهی
 t = طول دوره آزمایش

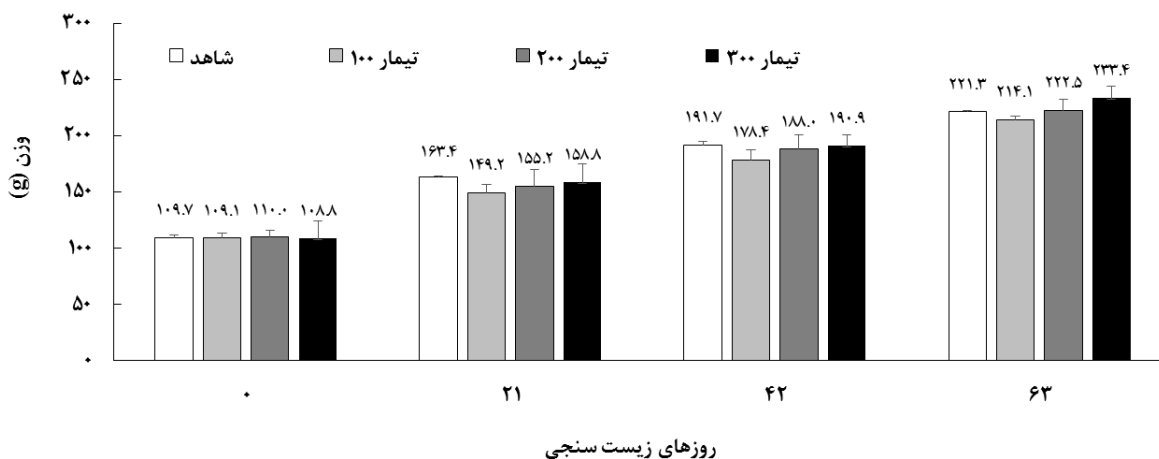
ضریب تبدیل غذایی (Hevroy *et al.*, 2005):

$$\text{FCR} = \text{g dry feed eaten} / \text{g live weight gain}$$

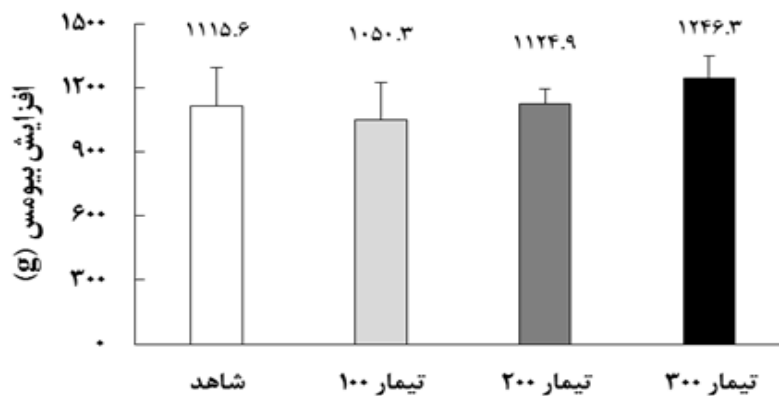
میزان FCR و PER کاهش یافت اما این تغییرات از نظر آماری معنی دار نبود ($P>0/05$).



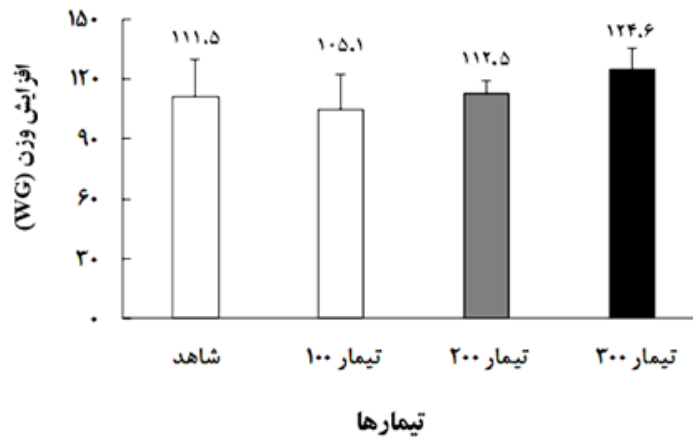
شکل ۱: طول کل تاسماهیان سبیری تغذیه شده با سطوح مختلف پروبیوتیک تجاری بومی (سوپر زیست) به مدت ۶۳ روز.



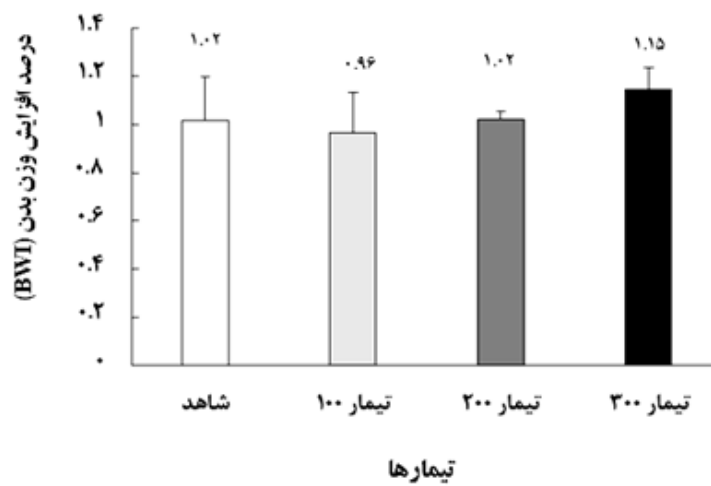
شکل ۲: وزن تاسماهیان سبیری تغذیه شده با سطوح مختلف پروبیوتیک تجاری بومی (سوپر زیست) به مدت ۶۳ روز.



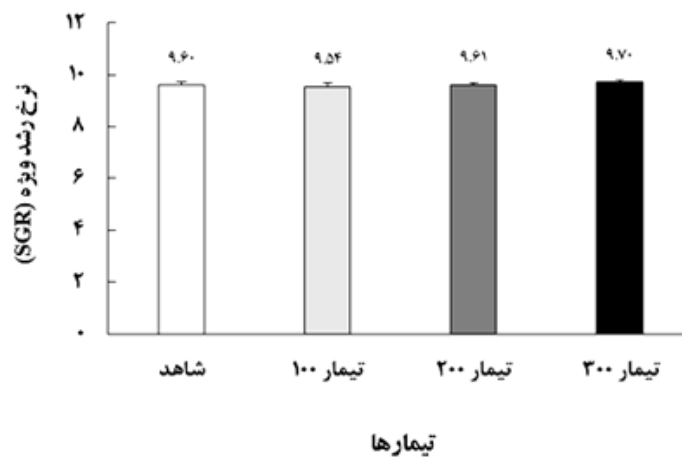
شکل ۳: افزایش بیومس تاسماهیان سیبری تغذیه شده با سطوح مختلف پروبیوتیک تجاری بومی (سوپر زیست) به مدت ۶۳ روز.



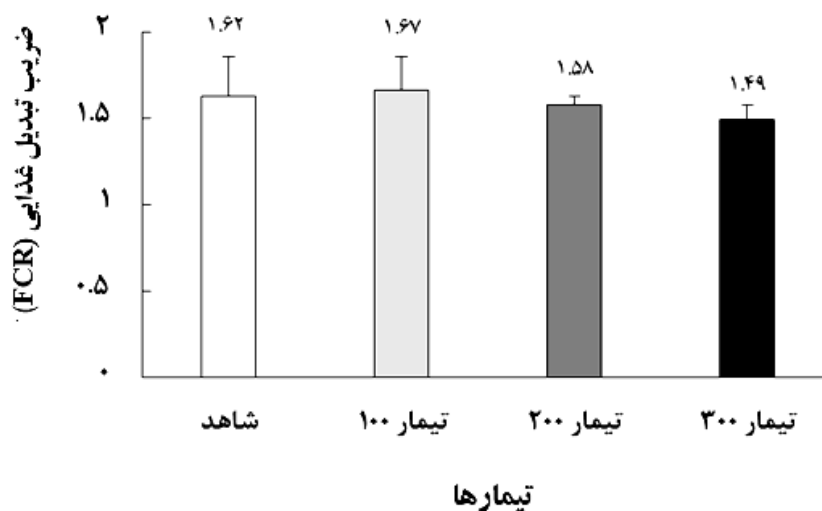
شکل ۴: افزایش وزن (WG) تاسماهیان سیبری تغذیه شده با سطوح مختلف پروبیوتیک تجاری بومی (سوپر زیست) به مدت ۶۳ روز.



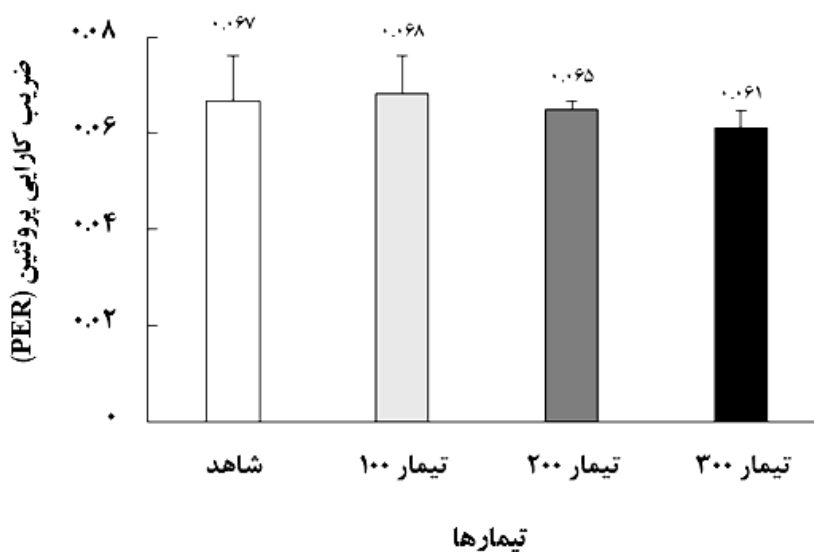
شکل ۵: درصد افزایش وزن بدن (BWI) تاسماهیان سیبری تغذیه شده با سطوح مختلف پروبیوتیک تجاری بومی (سوپر زیست) به مدت ۶۳ روز.



شکل ۶: نرخ رشد ویژه (SGR) تاسماهیان سیبری تغذیه شده با سطوح مختلف پروبیوتیک تجاری بومی (سوپر زیست) به مدت ۶۳ روز.



شکل ۷: ضریب تبدیل غذایی (FCR) تاسماهیان سیبری تغذیه شده با سطوح مختلف پروبیوتیک تجاری بومی (سوپر زیست) به مدت ۶۳ روز.



شکل ۸: ضریب کارایی پروتئین (PER) تاسماهیان سیبری تغذیه شده با سطوح مختلف پروبیوتیک تجاری بومی (سوپر زیست) به مدت ۶۳ روز.

یافت اما این تغییرات از نظر آماری معنی دار نبود. Gatosoue و همکاران (۱۹۹۹) بیان نمودند که برخی پروبیوتیک‌ها اشتها را افزایش می‌دهند و افزایش کلی را در فاکتورهای رشد، از جمله وزن به وجود می-

بحث

در تحقیق حاضر با افزودن سطوح مختلف پروبیوتیک تجاری سوپرزست به جیره غذایی تاسماهی سیبری جوان، فاکتورهای مختلف رشد بهبود

مطالعه Shenavar Masouleh و همکاران (۲۰۱۳)، ضریب تبدیل غذایی در تیمارهای حاوی باکتری *L.lactis* نسبت به کنترل بر روی تاسماهی ایرانی بهبود معنی داری داشته است. هاشمی مفرد و همکاران (۱۳۹۵) اثر باکتری *Weissella cibaria* را به عنوان یک پروبیوتیک بر روی فاکتورهای رشد تاسماهی سبیری بررسی کردند و افزایش معنی داری در SGR، FCR، PER و BWI مشاهده کردند.

در مطالعه حاضر WG و BWI در تیمار ۳۰۰ در مقایسه با تیمار شاهد به طور غیر معنی داری بیشتر بود. از دلایل این افزایش می توان به سنتز ویتامین ها، کوفاکتورها و افزایش فعالیت آنزیمی توسط پروبیوتیک ها اشاره کرد که باعث بهبود عملکرد دستگاه گوارش می شوند (Fuller, 1989; Jorj, 1998; Bogut, 1999; Gatesoupe, 1998). همکاران (۱۹۹۸) نیز اثبات کردند که پروبیوتیک های تجاری به دست آمده از باکتری *Streptococcus faecium* در فرآیند مکمل سازی با جیره های ماهی کپور موجب افزایش کارآیی تغذیه و رشد آن ها می شوند. Taoka و همکاران (۲۰۰۶) نیز درصد افزایش وزن بالاتری را در ماهی فلاندر ژاپنی *Paralichthys oliraceus* در تیمارهای پروبیوتیکی به دست آوردند. همچنین Naseri و همکاران (۲۰۰۸) به نتایج مثبتی در استفاده از پروبیوتیک BioPlus2B در لارو ماهی قزل آلابی رنگین کمان دست یافتند. Shenavar Masouleh و همکاران (۲۰۱۳) ضریب رشد بالاتری را در تیمارهای حاوی پروبیوتیک نسبت به شاهد بر روی تاسماهی ایرانی مشاهده کردند و علت این امر را به عملکرد باکتری پلاتناروم نسبت دادند که با ترشح آنزیم های خارج سلولی، باعث هضم بهتر و در نتیجه

آوردند. Azari Takami و همکاران (۲۰۰۴) نشان دادند که رشد تحت تاثیر باسیلوس های پروبیوتیک ارتقاء یافت. استفاده از باکتری *Pediococcus acidilactici* در ماهی قزل آلابی رنگین کمان نیز منجر به افزایش وزن شده است (Aubin et al., 2005a). این اثر در ماهی تیلایای نیل (Shelby et al., 2006) و گربه ماهی کانالی (*Ictalurus punctatus*) نیز ثابت شده است (Shelby et al., 2007). در تحقیق Naseri و همکاران (۲۰۰۸) نیز نقش مثبت پروبیوتیک ها در افزایش وزن لارو ماهیان قزل آلابی اشاره شد. تحقیقات صورت گرفته توسط Ghosh و همکاران (۲۰۰۲) نشان داد که *Bacillus circulans*، *B. cereus* و *B. Pamilus* در جیره های مکمل شده ماهی رو هو موجب رشد آن ها می شود. در مطالعه Pourgholam و همکاران (۲۰۱۶) نیز افزودن *Lactobacillus plantarum* به جیره تاسماهی سبیری سبب افزایش عملکرد رشد این ماهی گردید. آن ها علت این افزایش رشد را تولید اسیدهای چرب با زنجیره کوتاه توسط *Lactobacilli* زنده در دستگاه گوارش به عنوان محصول جانبی متابولیسم کربوهیدرات ها و استفاده سلول های اپی تلیال روده از آن ها به عنوان منبع اصلی انرژی عنوان کردند. این مساله می تواند نقش مهمی در افزایش ارتفاع پرزهای روده در دستگاه گوارش داشته و با افزایش سطح جذب، میزان جذب مواد مغذی را افزایش دهد (Pirarat et al., 2011).

در مطالعه حاضر با افزایش میزان پروبیوتیک در جیره، ضریب تبدیل غذایی کاهش یافت. به صورت مشابهی، Khattab و همکاران (۲۰۰۵) با استفاده از پروبیوتیک *M.luteus* بر روی ماهی تیلایا ضریب تبدیل غذایی پایین تری را به دست آوردند. همچنین در

استفاده از *P.acidilactici* در غذای ماهی قزل آلاهی رنگین کمان وجود دارد اما باید تحقیقاتی جهت استفاده بهینه از آن، صورت گیرد.

به عنوان جمع بندی نهایی باید اذعان داشت که در آبی پروری پایدار، دستیابی به الگوها و عوامل آنابولیگی که بتواند افزایش راندمان رشد را به همراه داشته باشد، از اهداف مهم مدیریت پرورشی قلمداد می گردد. در همین راستا پروبیوتیک ها می توانند از طریق بهینه سازی متابولیسم مواد غذایی و ایجاد شرایط اکولوژیکی مطلوب در سیستم های پرورشی، عملکرد رشد را ارتقاء دهند. تحقیقات گذشته نیز نشان داده که به کارگیری اصولی پروبیوتیک ها، معیارهای رشد را در آبیان پرورشی بهبود می بخشد. با توجه به نتایج حاضر و بهبود شاخص های رشد در نتیجه استفاده از پروبیوتیک بومی (سوپر زیست) (خصوصا در تیمار ۳۰۰) استفاده از این پروبیوتیک در جیره تاسماهی سیری پیشنهاد می گردد.

سپاسگزاری

در اینجا بر خود لازم می دانیم از زحمات کلیه کسانی که ما را در انجام این تحقیق یاری نمودند سپاسگزاری نماییم.

منابع

۱. باعنی، ف.، آبرومند، ع.، ضیائی نژاد، س.، جواهری بابل، م.، ۱۳۹۵. تاثیر لاکتوباسیل های پروبیوتیکی تجاری بر پارامترهای رشد، بقاء و شاخص های تغذیه ای ماهی کپور معمولی (*Cyprinus carpio*). نشریه توسعه آبی پروری، ۱۰(۴)، ۴۹-۳۹.

ضریب رشد بهتر می شود (Ghosh et al., 2002). در تحقیقی که توسط Bairagi و همکاران (۲۰۰۴) انجام شد، باسیلوس سوبتلیس و باسیلوس سیرکولانس جدا شده از ماهی کپور و ماهی تیلاپیا در جیره غذایی ماهی رو هو به کار برده شد. نتایج نشان داد که نسبت کار آبی پروتئین، قابلیت هضم ظاهری و بهره برداری ظاهری پروتئین افزایش یافته و عملکرد ماهی در ارتباط با معیارهای رشد ارتقاء یافت. همچنین در مطالعه دیگر باسیلوس سیرکولانس ایزوله شده از روده ماهی رو هو توانست باعث افزایش معیارهای تغذیه ای این ماهی گردد (Ghosh et al., 2002; Ghosh et al., 2004).

به کارگیری مخلوط اسپور باسیلوس لیکنی فورمیس و *Bacillus circulans* با مخمر، در پرورش اولیه لاروهای ماهی کپور دریایی سازان (*Cyprinus carpio carpio* L.) میزان رشد روزانه و تولید لارو این ماهی را در تیمارهای پروبیوتیک به شکل معنی داری افزایش داد (Jafaryan et al., 2007). Kim و Austin (۲۰۰۶) باکتری های *Carnobacterium divergens* B33 و *C. maltaromaticum* را از روده قزل آلاهی رنگین کمان سالم جدا کردند و به عنوان پروبیوتیک استفاده نمودند. در پایان دوره آزمایش مشاهده نمودند پروبیوتیک مذکور اثرات مثبتی بر روی فاکتورهای رشد داشته است. Merrifield و همکاران (۲۰۰۹ b)، اثرات *Pediococcus acidilactici* را بر رشد، بهره برداری از غذا، تشکیل کلنی در روده و پارامترهای سلامت ماهی قزل آلاهی رنگین کمان مورد ارزیابی قرار دادند و پیشرفت معنی داری در عملکرد رشد، بهره برداری از غذا یا ترکیب لاشه در گروه استفاده نموده از پروبیوتیک در مقایسه با گروه شاهد، مشاهده نشد. این مطالعه نشان داد که پتانسیل هایی برای

۲. جعفریان، ح.، ۱۳۸۵. تاثیر باکتری های باسیلوسی به عنوان پروبیوتیک بر رشد، بازماندگی و فعالیت آنزیم های گوارشی در لارو تاسماهی ایرانی (*Acipenser persicus*) در طول دوره پرورش لاروی از طریق غنی سازی با آرتمیا اورمیانا (*Artemia urmiana*) رساله دکترا. دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان. ۱۰۳ صفحه.
۳. جعفریان، ح.، سلطانی، م.، عابدیان، ع.، ۱۳۸۶. تاثیر برخی پروبیوتیک های باسیلی بر کارآیی تغذیه و ترکیبات مغذی بدن لارو فیلهماهی (*Huso huso*). مجله علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان. ۱۴، ۶۰-۷۱.
۴. جعفریان، ح.، ناصری، ا.، میری، س.م.، مختومی، ن.، قیاسی، ی.، ۱۳۸۷. کارآیی تغذیه و ترکیبات بدن لارو تاسماهی ایرانی (*Acipenser persicus*) از طریق غنی سازی دافنی (*Daphnia magna*) با لاکتوباسیلوس های پروبیوتیکی. نخستین همایش ملی منابع شیلاتی دریای خزر، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان ۲۷ و ۲۸ آبان ماه. صفحه ۵۶.
۵. قبادی، ش.، توکلی، ح.، مجازی امیری، ب.، ۱۳۹۳. اثر سطوح مختلف پروبیوتیک باکتوسل بر برخی شاخص های رشد، بازماندگی و ترکیبات بدن بچه ماهی کپور معمولی (*Cyprinus carpio*). نشریه توسعه آبی پروری، ۸(۴)، ۷۷-۸۷.
۶. قلجایی فرد، ا.، شناور ماسوله، ع.، خارا، ح.، ۱۳۹۵. اثر باکتری *Lactobacillus* (KC426951) *plantarum* جداسازی شده از روده قزل آلابی رنگین کمان استان گیلان بر فاکتورهای رشد، فلور باکتریایی روده و ترکیب شیمیایی لاشه بچه ماهی قزل آلابی رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*)
۷. کلپائی، ز.، آبرومند، ع.، ضیایی نژاد، س.، ۱۳۹۵. تاثیر باکتری زیست یار (*Bacillus subtilis*) مستخرج از روده ماهی کپور معمولی (*Cyprinus carpio*) بر عملکرد رشد و بقاء آن. نشریه توسعه آبی پروری، ۱۰(۲)، ۹۹-۱۰۸.
۸. محمد نژاد شמושکی، م.، مازینی، م.، ۱۳۹۱. تاثیر پروبیوتیک مخمر نانوبی (*Saccharomyces cerevisiae*) روی رشد و بازماندگی بچه ماهی کلمه (*Rutilus rutilus caspicus*). نشریه توسعه آبی پروری، ۶(۱)، ۱۱۱-۱۰۳.
۹. مدبری، ع.، آذری تاکامی، ق.، بهمنش، ش.، خارا، ح.، ۱۳۹۲. تاثیر مقادیر مختلف زیست یار حیاتی باکتوسل (*Bactocell*) در جیره غذایی قزل آلابی رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*) بر فاکتورهای رشد و فلورباکتریایی. نشریه توسعه آبی پروری، ۷(۴)، ۸۷-۷۷.
۱۰. هاشمی مفرد، س.م.، ستاری، م.، خوش خلق، م.، ر.، شناور ماسوله، ع.، عباسعلی زاده، ع.، ۱۳۹۵. مطالعه تأثیر باکتری ویسلا سیریا (*Weissella cibaria*) بر فاکتورهای رشد در تاسماهی سیرری (*Acipenser baerii*). مجله علمی شیلات ایران، ۲۵(۲)، ۱۷-۲۸.
11. Aguirre-Guzma, G., Ricque-Marie, D., and Gruz-suarez, E., 2002. Survival of agglomerated *Saccharomyces cerevisiae* in pelleted shrimp feed. *Aquaculture*, 208, 125-135.
12. Aubin, J., Gatesoupe, F. J., Labbe, L. and Lebrun, L., 2005a. Trial of probiotics to prevent the vertebral column compression syndrome in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Aquaculture research*. 36, 58-767.
13. Azari Takami, G., Ziaeezhad, S., Mirvaghefi, A. and Shakori, M., 2004. The effects of Protexin aquatech as a probiotic

22. Helland, S.J., Grisdale, B., Nerland, S., 1996. A simple method for the measurement of daily feed intake of groups of fish in tanks. *Aquaculture*, 139, 157-163.
23. Hevroy, E.M., Espe, M., Waagbo, R., Sandness, K., Rund, M., Hemer, G.I., 2005. Nutrition utilization in Atlantic salmon (*Salmo salar*) fed increased level of fish prote hydrolysate during a period of fast growth. *Aquaculture Nutrition*, 11, 301-313.
24. Irianto, A., and Austin, B., 2002. Probiotic in aquaculture, *Journal of Fish Diseases*, 25, 1-10.
25. Jafaryan, H., Adibi, M., Golpor, A., and Adineh, H., 2007. Enhancement of growth performance of Sasan (*Cyprinus carpio carpio* L.) larvae by using of probiotic bacillus and yeast via bioencapsulation of *Artemia urmiana*. International training course and workshop. Islamic Azad university of Ghaemshahr. 5 September 2007. Ghaemshahr-Iran. P: 40.
26. Jafaryan, H., and Makhtomii, M., 2007. The influence of probiotic bacillus on the feeding efficiency and nutrient composition of body in Beluga (*Huso huso*) larvae. International Workshop on Advanced Techniques in Sturgeon Fish Larviculture. 12-14 March. Urmia-Iran. P: 83.
27. Jorj, D.E., 1998. Use of probiotics in penaeid shrimp growout. *Aquaculture*, 24, 62-67.
28. Khattab, Y.A.E., Shalaby, A.M.E. and Abdel – Rhman, A.A., 2005. Use of probiotic bacteria as growth promoters, anti-bacterial and their effects on physiological parameters of *Oreochromis niloticus*. *Aquaculture*, 28, 74-81.
29. Kim, D.H., and Austin, B. 2006. Innate immune responses in rainbow trout (*Onchorhynchus mykiss*, Walbaum) induced by probiotics. *Fish & Shell fish Immunology*, 21(5), 513-524.
30. Kissil, G. Wm., Lupatsch, I., Elizur, A., and Zohar, Y., 2001. Long photoperiod delayed spawning and increased somatic growth in gilthead seabream (*Sparus aurata*). *Aquaculture*, 200, 363-379.
31. Mazurkiewicz, J., Przybyl, A., Golski, J., 2008. Evaluation selected feeds differing in dietary lipids levels in feeding juveniles of Wells catfish (*Silurus glanis*). *ALEP*, 38, 91-96.
14. Bairagi, A., Ghosh, K.S., Sen, S.K., and Ray, A.K., 2004. Evaluation of the nutritive value of *Leucaena leucocephala* leaf meal, inoculated with fish intestinal bacteria *Bacillus subtilis* and *Bacillus circulans* in formulated diets for rohu, *Labeo rohita* (Hamilton) fingerlings. *Aquaculture research*, 35, 436-446.
15. Bogut, I., Milakovic, Z., Bukvic, Z., Brkic, S., and Zimmer, R., 1998. Influence of probiotic *Streptococcus faecium* M74 on growth and content of intestinal microflora in carp *Cyprinus carpio*. *Czech Journal of Animal Science*, 8, 231-235.
16. Fuller, R., 1989. Probiotics in man and animal. *Journal of Applied Bacteriology*, 66, 365-378.
17. Garriques, D. and Arevalo, G., 1995. An evaluation of the production and use of a live bacterial isolate to manipulate the microbial flora in the commercial production of penaeus vannamei p ost larvae in Ecuador. In: Browdy C.L., Hopkins, J.S. (Eds.), swimming through troubled water. Proceedings of the special session on shrimp farming Sandiego, CA, USA. The Word Aquaculture Society, 53-59.
18. Gatesoupe, F.J., 1999. Review: The use of probiotics in aquaculture. *Aquaculture*, 180, 147-165.
19. Ghosh, K., Sen, S.K., and Ray, A.K., 2002. Characterization of Bacillus Isolated from the gut of Rohu, *Labeo rohita*, fingerlings and its significance in digestion. *Journal of Applied Aquaculture*, 12, 33-42.
20. Ghosh, K., Sen, S.K., and Ray, A.K., 2004. Growth and survival of rohu, *Labeo rohita* (Hamilton, 1822) spawn feed diets formented with intestinal bacterium, *Bacillus circulans*. *Acta Ichthyologica et piscatorial*, 32(2), 83-92.
21. Gullian, M., Thompson, F., and Rodriguez, J., 2004. Selection of probiotic bacteria and study of their immunostimulatory effect in *Penneaus vannamei*. *Aquaculture*, 233, 1-14.

- Probiotics and Antimicrobial Proteins, 8, 1-8.
39. Shelby, R.A., Lim, C., Yildirim – Aksoy, M. and Delaney, M.A., 2006. Effects of probiotic supplements on disease resistance and immune response of young Nile tilapia. (*Oreochromis niloticus*). Journal of Applied Aquaculture, 18, 22-34.
 40. Shelby, R.A., Lim, C., Yildirim – Aksoy, M. and Klesius p.H., 2007. Effects of probiotic bacteria as dietary supplements on growth and disease resistance in young channel catfish, *Ictalurus punctatus* (Rafinesque). Journal of Applied Aquaculture, 19, 81-90.
 41. Shenavar Masouleh, A., 2013. Characterization of lactic acid bacteria in intestine of Persian sturgeon (*Acipenser persicus*) fingerlings and their efficiency on the growth performances and some immunophysiological variable. Thesis submitted for Degree of Ph.D. Faculty of Aquatic Animal Health Veterinary Medicine, University of Tehran. 140 p.
 42. Tacon, A.G.J., 1990. Standard methods for the nutrition and feeding of farned fish and shrimp. Argent Laboratories Press., 4-24.
 43. Taoka, Y., Maeda, H., Jo, J.Y., Jeon, M.J., Bai, S.C., Lee, W.J., Yuge, K. and Koshio, S., 2006. Growth, stress tolerance and non-specific immune response of Japanese flounder *Paralichthys oliraceus* to probiotics in a closed recirculating system. Fisheries Science, 72(2), 310-321.
 44. Vine, N.G., Leukes, W.D. and Kaiser, H., 2004a. In vitro growth characteristics of five candidate aquaculture probiotics and two fish pathogens grown in fish in testinal mucus. FEMS Immunology and Medical Microbiology, 231, 145-152.
 45. Yanbo, W., and Zirong, X., 2006. Effect of probiotic for commom carp (*Cyprinus carpio*) based on growth performance and digestive enzymes activities. Animal feed science and technology, 127, 283-292.
 32. Merrifield, D.L., Bradley, G., Bakre, R.T.M. and Davies, S.J., 2009 b. Probiotic applications for rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss* Walbaum) II. Effects on growth performance, feed utilization, intestinal microbiota and related health criteria post antibiotic treatment. Aquaculture Nutritio, 16, 496-503.
 33. Merrifield, D.L., Dimitroglou, A., Bradley, G., Bakre, R.T.M. and Davies, S.J., 2009 a. Probiotic applications for rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss* Walbaum) I. Effects on growth performance, feed utilization, intestinal microbiota and related health criteria. Aquaculture Nutrition, 16, 504-510.
 34. Moslehi, F., Sattari, M., Shenavar Masouleh, A., 2016. Effects of *Pediococcus pentosaceus* as a probiotic on intestinal microbiota and body composition of Siberian sturgeon, *Acipenser baerii* Brandt, 1869. International Journal of Aquatic Biology, 4(1), 10-15.
 35. Naseri, S., Nezami, Sh. A., Khara, H., Farzanfar, A., Lashtoo Aghaei, Gh.R. and Shakoori, M., 2008. The study of growth performance of Rainbow Trout (*Oncorhynchus mykiss*) Larvae with different levels of probiotic and iron in use of supplemented in diet. Iranian scientific fisheries Journal, 2(1), 1-7.
 36. Nikoskelainen, S., Ouwehand, A.C., Bylund, G., Salminen, S., and Lilius, E.M. 2003. Immune enhancement in rainbow trout (*Onchorhynchus mykiss*) by potential probiotic bacteria (*Lactobacillus rhamnosus*). Fish & Shell fish Immonology, 15, 443-452.
 37. Pirarat, N., Pinpimai, K., Endo, M., Katagiri, T., Ponpornpisit, A., Chansue, N., 2011. Modulation of intestinal morphology and immunity in Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) by *Lactobacillus rhamnosus*. Research in Veterinary Science, 91(3), 92–97.
 38. Pourgholam, M.A., Khara, H., Safari, R., Yazdani Sadati, M. A., Aramli, M. S., 2016. Dietary Administration of *Lactobacillus plantarum* Enhanced Growth Performance and Innate Immune Response of Siberian Sturgeon, *Acipenser baerii*.